# This Page Is Inserted by IFW Operations and is not a part of the Official Record

# **BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

# IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning documents will not correct images, please do not report the images to the Image Problems Mailbox.

This Page Blank (uspto)

PCT/JP96/01641 14.06.96

# 日本国特許庁

PATENT OFFICE
JAPANESE GOVERNMENT

2

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日 Date of Application:

1995年 6月14日

REC'T 0 9 AUG 1996

MIL:

出 願 番 号 Application Number:

平成 7年特許願第147257号

出 願 人 Applicant (s):

花王株式会社

PRIORITY DOCUMENT

1996年 7月26日

特許庁長官 Commissioner, Patent Office 荒·特 表 語

【書類名】

特許願

【整理番号】

P0415706

【提出日】

平成 7年 6月14日

【あて先】

特許庁長官殿

【国際特許分類】

C12N 9/28

C12N 15/52

【発明の名称】

液化型アルカリαーアミラーゼ遺伝子

【請求項の数】

6

【発明者】

【住所又は居所】

栃木県芳賀郡市貝町赤羽2606 花王株式会社研究所

内

【氏名】

秦田 勇二

【発明者】

【住所又は居所】

栃木県芳賀郡市貝町赤羽2606 花王株式会社研究所

内

【氏名】

尾崎 克也

【発明者】

【住所又は居所】

栃木県芳賀郡市貝町赤羽2606 花王株式会社研究所

内

【氏名】

荒 勝俊

【発明者】

【住所又は居所】

栃木県芳賀郡市貝町赤羽2606 花王株式会社研究所

内

【氏名】

川合 修次

【発明者】

【住所又は居所】

栃木県芳賀郡市貝町赤羽2606 花王株式会社研究所

内

【氏名】

伊藤 進

### 【特許出願人】

【識別番号】

000000918

【氏名又は名称】 花王株式会社

【代表者】

常盤 文克

【代理人】

【識別番号】

100068700

【弁理士】

【氏名又は名称】

有賀 三幸

【選任した代理人】

【識別番号】 100077562

【弁理士】

【氏名又は名称】 高野 登志雄

【選任した代理人】

【識別番号】

100096736

【弁理士】

【氏名又は名称】 中嶋 俊夫

【選任した代理人】

【識別番号】 100101317

【弁理士】

【氏名又は名称】 的場 ひろみ

【手数料の表示】

【納付方法】

予納

【予納台帳番号】 011752

【納付金額】

21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】

明細書 1

【物件名】

図面 1

【物件名】

要約書 1

【包括委任状番号】 9002980

【包括委任状番号】 9002981

【包括委任状番号】 9002982

【包括委任状番号】 9206812

【プルーフの要否】 要

【書類名】 明細書

【発明の名称】 液化型アルカリα-アミラーゼ遺伝子

【特許請求の範囲】

【請求項1】 液化型アルカリα-アミラーゼをコードするDNA断片。

【請求項2】 配列番号1に記載のアミノ酸配列をコードするものである請求項1記載のDNA断片。

【請求項3】 配列番号1に記載のアミノ酸配列に対して1又は2以上のアミノ酸が置換、付加、欠失、逆位又は挿入されたアミノ酸配列を有し、液化型アルカリα-アミラーゼ活性を有する蛋白質をコードするDNA断片。

【請求項4】 遺伝子の発現調節のための塩基配列を有するものである請求 項1~3のいずれかの項記載のDNA断片。

【請求項5】 請求項1~4のいずれかの項記載のDNA断片を含有する組換えDNA。

【請求項6】 請求項5記載の組換えDNAを保持する形質転換微生物。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【産業上の利用分野】

本発明は液化型アルカリα-アミラーゼをコードする遺伝子、この遺伝子を含む組換えDNA及び形質転換体に関する。

[0002]

【従来の技術】

古くから醸造産業で穀類やイモ類の糖化、繊維産業で澱粉糊抜き剤、医薬品産業で消化剤、食品産業で水飴の製造等に広く利用されてきたαーアミラーゼは、澱粉、アミロース、アミロペクチン等の澱粉系多糖類の分子中のαー1,4グルコシド結合のみを切断する酵素で1833年にPayenとPersozにより初めて発見されて以来、細菌、黴類、植物の種子及び動物の消化腺など多くの生物から結晶標品あるいは電気泳動的に均一な標品として得られている。

[0003]

一方、本発明者らは、α-アミラーゼを枝切り酵素と共に食器用洗浄剤及び衣

料用洗浄剤に配合することによって、主に澱粉汚れに対する洗浄力が飛躍的に向上することを明らかにした(特開平2-132192号公報)。しかしながら、自然界において従来見出されている $\alpha$ -アミラーゼのほとんどが、中性ないし酸性領域において最大且つ安定な酵素活性を示し、 $pH9\sim10$ のアルカリ性である食器用洗浄剤あるいは衣料用洗浄剤溶液中ではほとんと作用しないものであった。アルカリ領域において最大活性を示すいわゆるアルカリ $\alpha$ -アミラーゼ及びアルカリ耐性 $\alpha$ -アミラーゼの存在は、バチルス A-40-2株の生産する酵素 [Horikoshi, K. et al., Agric. Biol. Chem., 35, 1783 (1971)]、バチルス NRRL B-3881株の生産する酵素 [Boyer, E., J. Bacteriol., 110, 992 (1972)]、ストレプトマイセス属 KSM-9の生産する酵素 (特開昭61-209528号公報)、バチルス H-167株の生産する酵素 (特開昭62-208278号公報)、バチルス アルカリサーモフィラス A3-8株の生産する酵素(特開平2-49584号公報)及びナトロノコッカス属 Ah-36株(特開平4-211369号公報)が知られているのみであった。

### [0004]

尚、ここでアルカリ $\alpha$ -アミラーゼとは、至適pHがアルカリ領域にあるものを言い、アルカリ耐性 $\alpha$ -アミラーゼとは、至適pHは、中性から酸性領域にあるが、アルカリ領域においても至適pHにおける活性に比較して充分に活性を有しかつ安定性を保持するものを言う。また、中性とはpH6 $\sim$ 8の範囲を言い、アルカリ性とはそれ以上のpH範囲を言う。

# [0005]

しかし、本発明者の知るかぎり、これらのアルカリ酵素のほとんどは、澱粉又は澱粉系多糖類をグルコース、マルトース又はマルトトリオースにまで低分子化させる、所謂糖化型αーアミラーゼに属するものであるため、糖の製造用酵素としては好適であるが、洗浄剤用酵素としては問題があった。即ち、洗浄剤用のアルカリαーアミラーゼとしては界面活性剤に対する耐性を有し、かつ澱粉又は澱粉系多糖類を高ランダムに分解する、所謂液化型αーアミラーゼが必要とされる。そこで、本発明者らが洗浄剤用として適した液化型アルカリαーアミラーゼを

生産する微生物を自然界に求めて鋭意探索を続けたところ、生育の至適pHをアルカリ性領域に有する、所謂好アルカリ性バチルス エスピー (Bacillus sp.) K SM-AP1378株が液化型アルカリ $\alpha-P$ ミラーゼ活性を生産することを発見し、本酵素が食器用洗浄剤及び衣料用洗浄剤組成物の添加成分として有効であることを明らかにした(WO94/26881)。

[0006]

#### 【発明が解決しようとする課題】

液化型アルカリα-アミラーゼの生産菌であるバチルス エスピー KSM-AP1378株に対して培養方法の検討や突然変異法による生産性の向上は有効な手段であるが、本酵素を工業的に高生産するためには、他の手法の導入が必要となる。近年、遺伝子工学の手法を用いて酵素の生産量を向上せしめることや、蛋白質工学的手法によって当該酵素の遺伝子を改変して当該酵素の改良を行うことも可能となっているが、液化型アルカリα-アミラーゼをコードする遺伝子は未だ取得されていなかった。

[0007]

従って本発明の目的は液化型アルカリα-アミラーゼをコードする遺伝子、これを含有する組換えDNAを保持する形質転換体を提供することにある。

[0008]

#### 【課題を解決するための手段】

本発明者らは、好アルカリ性バチルス属細菌の染色体DNAから液化型アルカリαーアミラーゼをコードする遺伝子を含むDNA断片を取得すべく鋭意検討した結果、液化型アルカリαーアミラーゼをコードする約1.8kbのDNA断片を単離した。このDNA断片を適当なベクターに連結して宿主微生物に導入したところ、得られた組換え微生物が液化型アルカリαーアミラーゼを生産することが確認できた。更に、コードされる液化型アルカリαーアミラーゼのアミノ酸配列がこれまでに知られている他のアミラーゼとは全く異なることが明らかとなり、本発明を完成した。

[0009]

すなわち、本発明は、液化型アルカリαーアミラーゼをコードするDNA断片

を提供するものである。

[0010]

また本発明は、上記液化型アルカリ $\alpha$ -アミラーゼをコードするDNA断片を有する組換えDNAを提供するものである。

[0011]

更にまた、本発明は上記液化型アルカリα-アミラーゼをコードするDNA断 片を有する組換えDNAを保持する形質転換微生物を提供するものである。

[0012]

本発明において、液化型アルカリαーアミラーゼ遺伝子の供与体となる微生物としては、例えば、好アルカリ性バチルスの一種、バチルス エスピー KSMーAP1378株を用いることができる。本菌株は、本発明者らが、菌体外に著量の液化型アルカリαーアミラーゼを生産する菌株として栃木県栃木市の土壌より分離したものであり、微工研条寄第3048号 (FERM BP-3048) として寄託されている。

[0013]

供与菌株から染色体 DNA を得る方法としては、例えばマーマーの方法 [Marm ur, J., J. Mol. Biol., 3, 208 (1961)] や斉藤と三浦の方法 [Saito, H. and Miura, K., Biochim. Biophys. Acta, 72, 619 (1963)] 等が挙げられるが、他の類似な方法を用いることもできる。

[0014]

かくして得られた染色体 DNA を制限酵素で切断することによって、液化型アルカリ $\alpha$ -アミラーゼ遺伝子を含む DNA 断片を調製することができるが、用いる制限酵素の種類としては、当該遺伝子を分断しないものであれば、いかなるものでも使用できる。このような制限酵素の例として、Hin d III が挙げられる。液化型アルカリ $\alpha$ -アミラーゼ遺伝子の取得法については、PCR法 [Mullis, K. B. and Faloona, F.A., Methods Enzymol., 155, 335 (1987); Saiki, R. K. et al., Science, 239, 487 (1988)]を用いることができる。例えば、配列番号 2 に記載のヌクレオチド配列を基にして必須領域の5′末端の上流及び3′末端の下流位置にあたる配列のプライマーを合成し、液

化型アルカリα-アミラーゼ生産菌の染色体 DNAを鋳型としてPCR反応を行うことによって液化型アルカリα-アミラーゼ遺伝子を取得できる。あるいは、液化型アルカリα-アミラーゼ生産菌より何らかの方法によって液化型アルカリα-アミラーゼ遺伝子の一部断片を取得した後、PCR法によってその上流部分及び下流部分遺伝子を増幅し、完全な遺伝子を取得することもできる。

#### [0015]

こうして、調製した当該遺伝子の断片をクローニングするが、この際用いる宿主・ベクター系としては、宿主菌株が本発明の液化型アルカリαーアミラーゼ遺伝子を発現させることができ、また、組換えDNA分子が宿主菌中で複製可能であり、組み込んだ当該遺伝子を安定に保持できるものであれば、いかなるものも使用することができる。例えば、大腸菌K-12系統株を宿主とするEK系や枯草菌(Bacillus subtilis)Marburg系統株を宿主とするBS系等が挙げられるが、好適には、遺伝学的に最も良く研究されておりベクターの種類が豊富であるEK系を用いると良い結果が得られる。宿主菌株の具体例としては、EK系では、HB101株、C600株、JM109株、BS系ではBD170株、MI112株、ISW1214株などが挙げられる。また、ベクターとしては、EK系では、pBR322やpUC18等のベクター、また、BS系では、pUB110、pHY300PLKなどのベクターが挙げられる。

### [0016]

ベクターを制限酵素で切断し、上記の染色体DNA断片と結合させ、組換えプラスミドDNA分子を作成するが、結合の方法としては、例えばDNAリガーゼによって結合させる方法等が挙げられる。

#### [0017]

組換えDNA分子による宿主菌株の形質転換の方法は特に制限されないが、例えば、EK系宿主菌株の場合、塩化カルシウム法 [Mandel, M. and Higa, A., J. Mol. Biol., 53, 159, (1970)] 等、またBS系宿主菌株の場合には、プロトプラスト法 [Chang, C. and Cohen, S. N., Mol. Gen. Genet., 168, 111, (1978)] 等を用いることができる。組換え微生物の選択は、先ずベクターDNA分子上にコードされている抗生物質耐性等の形質のうち、外

来染色体DNA断片の挿入によって失活しない形質を指標として、ベクター由来のDNA断片を含むDNA分子によって形質転換されたものを一次選択する。具体的には、例えばベクターとしてEK系のpBR322を用い、この<u>Hin</u>dIII 切断部位に染色体DNAの<u>Hin</u>dIII 断片を挿入した場合には、テトラサイクリン耐性遺伝子が失活するので、遺伝子中に<u>Hin</u>dIII 切断部位を持たないアンピシリン耐性を指標として一次選択を行えば良い。次にこれを澱粉を含む寒天プレートにレプリカ法等によって移植して培養して集落を出現させた後、澱粉を含む寒天プレート中の澱粉をヨウ素液で染めることによって集落周囲の澱粉を分解した目的の組換え微生物を選択することができる。

### [0018]

斯くして得られた組換え微生物が保持する組換えDNA分子は、通常のプラスミド調製法あるいはファージDNA調製法 [Maniatis, T. et al., Molecular Cloning, Cold Spring Harbor Laboratory, New York, (1982)] を用いて抽出でき、更に各種制限酵素による切断パターンを電気泳動法等によって解析することによって、組換えDNA分子がベクターDNA分子と液化型αーアミラーゼ遺伝子を含むDNA断片が結合したものであることを確認できる。

### [0019]

本発明に於ける液化型アルカリαーアミラーゼ遺伝子は図1に示した制限酵素地図を有する約2.1 kbのDNA断片に含まれおり、白帯で示した約1.6 kbの部分に存在しており、配列番号2に示したヌクレオチド配列を有している。本配列は配列番号2に示した約2.1 kb断片の左側から右側に向けての配列を5'から3'の方向に示したものである。本配列中にヌクレオチド番号145番のATGから翻訳を開始し、配列番号1に記載のアミノ酸516残基から成る配列をコードするオープン・リーディング・フレーム(ORF)が認められる。ORFの13ベース(b)上流に枯草菌の16SリボソームRNAの3'末端の配列[McLaughlin.J.R. et al., J. Biol. Chem., 256, 11283 (1981)]と相補性が高いAAGGAG配列が存在し、更に上流には、ヌクレオチド番号9以降に $\sigma^{A}$ 型プロモーターの共通配列[Gitt, M. A. et al., J. Biol. Chem., 260, 7178 (1985)]と相同性の高いTTGAAA・・・16b・・

・TATGGT配列、ヌクレオチド番号95以降にも $\sigma^{A}$ 型プロモーターの共通 配列と相同性の高いTTGACT・・・19b・・・TAAATT配列が存在す る。また、バチルス エスピー KSMーAP1378株の培養液から精製した 液化型アルカリ $\alpha$ ーアミラーゼのアミノ末端側10残基のアミノ酸配列と、当該 DNA断片中のヌクレオチド配列から推定されるアミノ酸配列の37番号以降の 配列は一致した(配列番号2のアミノ酸番号37~46)。

#### [0020]

本発明の遺伝子のヌクレオチド配列及び推定されるアミノ酸配列をこれまでに知られている $\alpha$ -アミラーゼと比較したところ、本遺伝子は独自のヌクレオチド配列を有しており、且つコードされるアミノ酸の配列も他の $\alpha$ -アミラーゼのもの、例えば、バチルス アミロリケファシエンスの生産する液化型 $\alpha$ -アミラーゼ [Takkinen, K. et al., J. Biol. Chem., 258, 1007(1983)] 、バチルス ステアロサーモフィラスの生産する液化型 $\alpha$ -アミラーゼ [Nakajima, R. et al., J.Bacteriol., 163, 401 (1985)] 、バチルス リケニフォルミスの生産する液化型 $\alpha$ -アミラーゼ [Yuuki, T. et al., J. Biochem., 98, 1147 (1985)] 、バチルス エスピー707の生産する液化型 $\alpha$ -アミラーゼ [Tsukamoto, A. et al., Biochem. Biophys. Res. Commun., 151, 25 (1988)] などと異なっており新規なものであった。

#### [0021]

液化型アルカリαーアミラーゼ遺伝子の全領域を含む組換えDNA分子の好適な例として、プラスミドρAML100(図2)等が挙げられる。本プラスミドは液化型アルカリαーアミラーゼ遺伝子を含む1.8 kb断片とpUC18からなる4.4 kbの組換えプラスミドである。組換えDNA分子を含有する組換え微生物の好適な例としては、大腸菌HB101(pAML100)株が挙げられる。この菌株は組換えプラスミドpAML100を大腸菌HB101株に通常の形質転換法を用いて導入したものであり、大腸菌の培養に通常用いられる培地で培養することにより菌体内に液化型アルカリαーアミラーゼを生産する。生産された当該酵素の最適反応pHはpH8~9であり、遺伝子の供与菌株であるバチルスエスピー KSM-AP1378株が生産する液化型アルカリαーアミラーゼ(図

4) と良く一致する。

[0022]

目的とする酵素活性を有する蛋白をコードする限り、本発明のDNA断片には 、後記配列表記載のアミノ酸配列をコードするものに限定されず、このアミノ酸 配列に1又は2以上のアミノ酸が置換、付加、欠失、逆位又は挿入されたアミノ 酸配列をコードするDNAが含まれる。その例としては、配列番号1のアミノ酸 配列のN末端から32アミノ酸を欠失したアミノ酸配列をコードするDNAが挙 げられる。

[0023]

【発明の効果】

本発明によればアルカリ性側pH領域において最大の活性を示す液化型アルカリ α-アミラーゼ遺伝子及びこれを含有する微生物が得られ、これらを利用すれば 当該液化型アルカリαーアミラーゼの大量生産が可能である。

[0024]

【実施例】

以下に、実施例を挙げて本発明を具体的に説明するが、本発明はこれに何ら限 定されるものではない。尚、本実施例中の濃度は何れも重量%で示してある。

[0025]

実施例1

液化型アルカリαーアミラーゼを生産するバチルス エスピー Κ S M - A P 1378株を5mlのA培地(表1)に接種し、30℃で24時間振盪培養を行っ た後、この1 mlを100 mlの同培地に接種して30℃で更に12時間振盪培養し た。この後、遠心分離によって菌体を集め、斉藤と三浦の方法 [Saito, H. and Miura, K., Biochim. Biophs. Acta, 72, 619 (1963)] に従って約1m gの染色体DNAを得た。

[0026]

【表1】

#### A培地組成

可溶性澱粉	1.0%	MgS0 <sub>4</sub> • 7H <sub>2</sub> O	0. 02%
ポリペプトン	1.0%	CaCl <sub>2</sub> · 2H <sub>2</sub> O	0. 02%
酵母エキス	0.5%	FeSO <sub>4</sub> • 7H <sub>2</sub> O	0.001 %
KH2PO4	0.1%	MnCl <sub>2</sub> • 4H <sub>2</sub> O	0.0001%
Na <sub>2</sub> HPO <sub>4</sub> ·12H <sub>2</sub> O	0.25 %	Na <sub>2</sub> CO <sub>3</sub>	1.0 % (別滅菌)

[0027]

#### 実施例2

多くのアミラーゼファミリーにはアミノ酸配列の保存性が高い I ~IV領域があることが知られている [Nakajima, R. et al., Appl. Microbiol. Biotechnol., 23, 355 (1986)]。そこで、この I ~IV領域のうち既知の液化型  $\alpha$  -アミラーゼ間で特に配列の保存性の高いII領域及びIV領域それぞれの共通アミノ酸配列を基にしてII領域及びIV領域に相応するプライマー(図1、図3)を合成し、合成したプライマーと鋳型として K S M - A P 1378株の染色体 D N A を用い、P C R (94  $\alpha$  1分間, 42  $\alpha$  1分間, 60  $\alpha$  2分間を30サイクル)を行った。その結果、図1に示す様に約0.3kbの遺伝子断片(断片A)が増幅され、本断片の塩基配列を決定した。この結果、本断片には既知の液化型アミラーゼのII領域からIV領域までのアミノ酸配列と高い相同性を示すアミノ酸配列がコードされていることが明らかになった。

[0028]

#### 実施例3

断片Aをプローブとし、制限酵素Xbalで消化されたKSM-AP1378株の染色体DNAに対しサザンハイブリダイゼーション解析を行った結果、約1.0kbの位置にハイブリダイズするバンドが確認された。そこで断片Aの両端の配列から合成したプライマー(II領域側、プライマー3;IV領域、プライマー4)及びXbalで消化されたKSM-AP1378株の染色体DNAを分子内結

合したDNA群を鋳型として用いて逆PCR法 [Triglia, T. et al., Nucleic Acids Res., 16, 81 (1988)] によって0.7 kbの増幅断片 (断片B) を得ることができた (図1)。断片Bの塩基配列を決定した結果、本断片はII領域の11b上流からIV領域の約0.6 kb下流までを含んでいることが明らかとなった。本断片中には、液化型アルカリ $\alpha$ -アミラーゼのものと推定されるORFの終止コドンが存在した。

[0029]

### 実施例4

次に、KSM-AP1378株から精製された液化型アルカリα-アミラーゼのN末端アミノ酸配列(7アミノ酸)を基にしてプライマーをデザイン(図3)し合成した。本プライマー(プライマー5)と前述のプライマー3(図3)及び鋳型としてKSM-AP1378株の染色体DNAを用いてPCRによって約0.7kbの遺伝子断片(断片C)を増幅し(図1)その塩基配列を決定した。

[0030]

### 実施例5

精製酵素のN末端アミノ酸配列のすぐ下流21塩基配列からなるプライマーを合成し(プライマー6)、プライマー6とプライマー7(図1、図3)及びHind III で消化されたKSM-AP1378株の染色体DNAを分子内結合したDNA群を鋳型として用いて逆PCR法によって上流側0.8kbの断片(断片D)と下流側PstI-HindIII0.4kb断片がHindIII部位で結合した1.2kb断片が得られた。このうち断片D領域の塩基配列を決定したところ、MKLHNRIISVLLTLLLAVAVLFPYMTEPAQA(配列番号2中の1~31まで)の31アミノ酸よりなるシグナル配列、AAGGAGよりなる推定SD配列〔塩基127~132;Mclaughlin,J.R.etal.,J.Biol.Chem.,260,7178(1985)〕、2種の推定プロモーター配列(-35配列,TTGAAA;-10配列,TATGGT及び-35配列,TTGACT;-10配列,TAAATT)等が検出された。

[0031]

# 実施例6

プロモーター配列の約 0. 1 kb上流位置のプライマーAと終始コドンから 7 9 b 下流位置のプライマーB及びK SMーAP1378株の染色体DNAを鋳型としてプライマー間約 1. 8 kbをPCR増幅した。増幅断片をpUC19の SmaI部位に挿入し、大腸菌HB101株に導入した。形質転換体をブルースターチ入りのLB寒天培地上で生育させ、透明なハローをコロニー周辺に形成した株を液化型 α ーアミラーゼ活性を生産する組換え大腸菌として分離した。組換え大腸菌株から、組換えプラスミドを調製し制限酵素切断地図を作製したところ、図1に示した約 1. 8 kbのDNA断片(断片E)を含まれていることが確認でき、この組換えプラスミドをプラスミドpAML100と命名した(図 2)。

[0032]

#### 実施例7

実施例 6 において得られた組換え大腸菌をアンピシリン 5 0 μ g / ml入りの 5 mlのLB液体培地で12時間浸透培養し、この培養液1mlを100mlのLB培地 (テトラサイクリンを含む) に接種して、37℃で24時間振盪培養した。遠心 分離によって集めた菌体をトリスー塩酸緩衝液(pH8.0)に懸濁し、超音波に よる破砕を行った。破砕後、遠心分離によって不溶物を取り除き、得られた上清。 液を無細胞抽出液とした。対照として、HB101(pBR322)株について も同様に無細胞抽出液を調製し、これらのαーアミラーゼ活性を測定した。尚、 αーアミラーゼ活性は50mMグリシン-NaCI-NaOH緩衝液(pH10)中 に可溶性澱粉を含む反応液中、50℃で、15分間の反応を行った後生成した還 元糖を3,5-ジニトロサリチル酸法(WO94/26881)で定量すること によって測定した。酵素の力価は、1分間に1μmolのグルコースに相当する還 元糖を生成する酵素量を1単位とした。この結果、HB101(pAML100 )株の無細胞抽出液にはαーアミラーゼ活性が認められ、更にαーアミラーゼの 作用至適pHを求めたところ、pH8~9の間であることが明らかとなった。この値 はバチルス エスピーΚ S M ー A P 1 3 7 8 株の生産する液化型 α ーアミラーゼ の至適pH(図4)と一致するものであった。尚、酵素活性の測定には、次表に示 した緩衝液(各々40mM)を用いた。

[0033]

### 【表2】

pH範 囲	緩 衝 液
pH3. 5∼5. 5	酢酸緩衝液
pH 5. 5∼8. 5	トリスーマレイン酸緩衝液
pH8. 5~10. 5	グリシンーNaCl-NaOH緩衝液
pH10.5~11.0	Na <sub>2</sub> CO <sub>3</sub> -NaHCO <sub>3</sub> 緩衝液

[0034]

### 【配列表】

配列番号:1

配列の長さ:516

配列の型:アミノ酸

トポロジー:直鎖状

配列の種類:ペプチド

### 配列

Met Lys Leu His Asn Arg Ile Ile Ser Val Leu Leu Thr Leu Leu Leu 1 5 10 15

Ala Val Ala Val Leu Phe Pro Tyr Met Thr Glu Pro Ala Gln Ala His
20 25 30

His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp His Leu
35 40 45

Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Arg Asp Asp Ala Ala Asn 50 55 60

Leu Lys Ser Lys Gly Ile Thr Ala Val Trp Ile Pro Pro Ala Trp Lys
65 70 75 80

Gly Thr Ser Gln Asn Asp Val Gly Tyr Gly Ala Tyr Asp Leu Tyr Asp

85

90
95

Leu Gly Glu Phe Asn Gln Lys Gly Thr Val Arg Thr Lys Tyr Gly Thr
100 105 110

Arg	Ser	Gln	Leu	Gln	Gly	Ala	Val	Thr	Ser	Leu	Lys	Asn	Asn	Gly	Ile
		115					120					125			
Gln	Val	Tyr	Gly	Asp	Val	Val	Met	Asn	His	Lys	Gly	Gly	Ala	Asp	Gly
	130					135					140				
Thr	Glu	Met	Val	Asn	Ala	Val	Glu	Val	Asn	Arg	Ser	Asn	Arg	Asn	Gln
145					150					155					160
Glu	Ile	Ser	Gly	Glu	Tyr	Thr	Ile	Glu	Ala	Trp	Thr	Lys	Phe	Asp	Phe
				165					170					175	
Pro	Gly	Arg	Gly	Asn	Thr	His	Ser	Asn	Phe	Lys	Trp	Arg	Trp	Tyr	His
			180					185					190		
Phe	Asp	Gly	Thr	Asp	Trp	Asp	Gln	Ser	Arg	Gln	Leu	Gln	Asn	Lys	Ile
		195					200					205			
Tyr	Lys	Phe	Arg	Gly	Thr	Gly	Lys	Ala	Trp	Asp	Trp	Glu	Val	Asp	Ile
	210					215					220				
Glu	Asn	Gly	Asn	Tyr	Asp	Tyr	Leu	Met	Tyr	Ala	Asp	Ile	Asp	Met	Asp
225					230					235					240
His	Pro	Glu	Val	Ile	Asn	Glu	Leu	Arg	Asn	Trp	Gly	Val	Trp	Tyr	Thr
				245					250		٠			255	•
Asn	Thr	Leu	Asn	Leu	Asp	Gly	Phe	Arg	Ile	Asp	Ala	Val	Lys	His	Ile
			260					265					270		
Lys	Tyr	Ser	Tyr	Thr	Arg	Asp	Trp	Leu	Thr	His	Val	Arg	Asn	Thr	Thr
		275					280				•	285			
Gly	Lys	Pro	Met	Phe	Ala	Val	Ala	Glu	Phe	Trp	Lys	Asn	Asp	Leu	Ala
	290				,	295					300				
Ala	Ile	Glu	Asn	Tyr	Leu	Asn	Lys	Thr	Ser	Trp	Asn	His	Ser	Val	Phe
305					310					315					320
Asp	Val	Pro	Leu	His	Tyr	Asn	Leu	Tyr	Asn	Ala	Ser	Asn	Ser	Gly	Gly
				325					330					335	
Tur	Dhe	Acn	Mot	120	Acn	Tle	1 011	A c n	Clv	Car	Va 1	Va 1	Clr	Ive	Hic

340	345	0=-
Pro Ile His Ala Val Thr P		350
355		asp Ser Gln Pro Gly
	360	365
Glu Ala Leu Glu Ser Phe Va		ys Pro Leu Ala Tyr
370	J	80
Ala Leu Ile Leu Thr Arg Gl	u Gln Gly Tyr Pro S	er Val Phe Tyr Gly
385 390	395	400
Asp Tyr Tyr Gly Ile Pro Th	r His Gly Val Pro Se	er Met Lys Ser Lys
405	410	415
lle Asp Pro Leu Leu Gln Al	a Arg Gln Thr Tyr Al	a Tyr Gly Thr Gla
420	425	430
His Asp Tyr Phe Asp His His	S Asp Ile Ile Gly Tr	n Thr Are Classes
435	440	
Asp Ser Ser His Pro Asn Ser		445
450 455		
	40	
Pro Gly Gly Asn Lys Trp Met 465 470		s Lys Ala Gly Gln
#1V	475	480
Val Trp Arg Asp Ile Thr Gly	Asn Arg Ser Gly Thr	Val Thr Ile Asn
485	490	495
Ala Asp Gly Trp Gly Asn Phe	Thr Val Asn Gly Gly	Ala Val Ser Val
500	505	510
Trp Val Lys Gln		
516		
[0035]		
配列番号:2		
配列の長さ:1776		
配列の型:核酸		
鎖の数:二本鎖		

トポロジー:直鎖状

配列の種類:Genomic DNA	
起源	
生物名:バチルス エスピー	
株名: KSM-AP1378	
配列	
ATATAAATTT GAAATGAACA CCTATGAAAA TATGGTAGCG ATTGCGCGAC GAGAAAAAAC	60
TTGGGAGTTA GGAAGTGATA TTAAAGGATT TTTTTTGACT TGTTGTGAAA ACGCTTGCAT	120
AAATTGAAGG AGAGGGTGCT TTTT ATG AAA CTT CAT AAC CGT ATA ATT AGC GTA	174
Met Lys Leu His Asn Arg Ile Ile Ser Val	
1 5 . 10	
CTA TTA ACA CTA TTG TTA GCT GTA GCT GTT TTG TTT CCA TAT ATG ACG	222
Leu Leu Thr Leu Leu Leu Ala Val Ala Val Leu Phe Pro Tyr Met Thr	
15 20 25	
GAA CCA GCA CAA GCC CAT CAT AAT GGG ACG AAT GGG ACC ATG ATG CAG	270
Glu Pro Ala Gln Ala His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln	
30 35 40	
TAT TTT GAA TGG CAT TTG CCA AAT GAC GGG AAC CAC TGG AAC AGG TTA	318
Tyr Phe Glu Trp His Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu	
45 50 55	
CGA GAT GAC GCA GCT AAC TTA AAG AGT AAA GGG ATT ACC GCT GTT TGG	366
Arg Asp Asp Ala Ala Asn Leu Lys Ser Lys Gly Ile Thr Ala Val Trp	
60 65 70	
ATT CCT CCT GCA TGG AAG GGG ACT TCG CAA AAT GAT GTT GGG TAT GGT	414
Ile Pro Pro Ala Trp Lys Gly Thr Ser Gln Asn Asp Val Gly Tyr Gly	
75 80 85 90	
GCC TAT GAT TTG TAC GAT CTT GGT GAG TTT AAC CAA AAG GGA ACC GTC	462

510

105

100

Ala Tyr Asp Leu Tyr Asp Leu Gly Glu Phe Asn Gln Lys Gly Thr Val

CGT ACA AAA TAT GGC ACA AGG AGT CAG TTG CAA GGT GCC GTG ACA TCT

95

Arg Thr Lys Tyr Gly Thr Arg Ser Gln Leu Gln Gly Ala Val Thr Ser	
110	
TTG AAA AAT AAC GGG ATT CAA GTT TAT GGG GAT GTC GTG ATG AAT CAT	
Leu Lys Asn Asn Gly Ile Gln Val Tyr Gly Asp Val Val Met Asn His	558
125 130 135 Val Val Met Asn His	
เอก	
AAA GGT GGA GCA GAC GGG ACA GAG ATG GTA AAT GCG GTG GAA GTG AAC	606
Lys Gly Gly Ala Asp Gly Thr Glu Met Val Asn Ala Val Glu Val Asn	
145 150	
CGA AGC AAC CGA AAC CAA GAA ATA TCA GGT GAA TAC ACC ATT GAA GCA	654
Arg Ser Ash Arg Ash Glu Glu Ile Ser Gly Glu Tyr Thr Ile Glu Ala	<b>-</b>
160 165	
TGG ACG AAA TTT GAT TTC CCT GGA AGA GGA AAT ACC CAT TCC AAC TTT	702
Trp Thr Lys Phe Asp Phe Pro Gly Arg Gly Asn Thr His Ser Asn Phe	702
175 180	
AAA TGG CGC TGG TAT CAT TTT GAT GGG ACA GAT TGG GAT CAC TGA GGT	
Lys Trp Arg Trp Tyr His Phe Asp Gly Thr Asp Trp Asp Gln Ser Arg	750
190	
CAG CTT CAG AAC AAA ATA TAT AAA TTC AGA GGT ACC GGA AAG GCA TGG	
Gln Leu Gln Asn Lys Ile Tyr Lys Phe Arg Gly Thr Gly Lys Ala Trp	798
205 210	
GAC TGG GAA GTA GAT ATA GAG AAC GGC AAC TAT GAT TAC CTT ATG TAT Asp Trp Glu Val Asp Lle Clu Asp Gl	846
Asp Trp Glu Val Asp Ile Glu Asn Gly Asn Tyr Asp Tyr Leu Met Tyr 220	
230	
GCA GAC ATT GAT ATG GAT CAT CCA GAA GTA ATC AAT GAA CTT AGA AAT	894
Ala Asp Ile Asp Met Asp His Pro Glu Val Ile Asn Glu Leu Arg Asn 235	
240 245 250	
TGG GGA GTT TGG TAT ACA AAT ACA CTT AAT CTA GAT GGA TTT AGA ATC	942
Trp Gly Val Trp Tyr Thr Asn Thr Leu Asn Leu Asp Gly Phe Arg Ile	

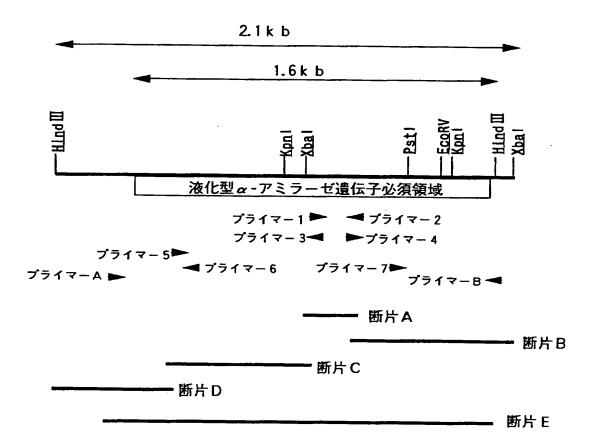
GAT GCT GTO	G AAA CAT ATI	AAA TAC AGO	TAT ACG AGA	GAT TGG CTA	ACA 990
Asp Ala Val	Lys His Ile	Lys Tyr Ser	Tyr Thr Arg	Asp Trp Leu	Thr
	270	275	;	280	
CAT GTG CGT	AAC ACC ACA	GGT AAA CCA	ATG TTT GCA	GTT GCA GAA	TTT 1038
His Val Arg	Asn Thr Thi	Gly Lys Pro	Met Phe Ala	Val Ala Glu	Phe
285	j	290		295	
TGG AAA AAT	GAC CTT GCT	GCA ATC GAA	AAC TAT TTA	AAT AAA ACA	AGT 1086
Trp Lys Asr	Asp Leu Ala	Ala Ile Glu	ı Asn Tyr Leu	Asn Lys Thr	Ser
300		305	310		
TGG AAT CAC	TCC GTG TTC	GAT GTT CCT	CTT CAT TAT	AAT TTG TAC	AAT 1134
Trp Asn His	Ser Val Pho	Asp Val Pro	Leu His Tyr	Asn Leu Tyr	Asn
315	320	)	325		330
GCA TCT AAT	AGT GGT GGC	TAT TTT GAT	ATG AGA AAT	ATT TTA AAT	GGT 1182
Ala Ser Asr	Ser Gly Gly	Tyr Phe Asp	Met Arg Asn	Ile Leu Asn	Gly
	335		340	345	
TCT GTC GTA	CAA AAA CAC	CCT ATA CAT	GCA GTC ACA	TTT GTT GAT	AAC 1230
Ser Val Val	Gln Lys His	Pro Ile His	s Ala Val Thr	Phe Val Asp	Asn
	350	355	<b>5</b> .	360	
CAT GAC TCT	CAG CCA GGA	GAA GCA TTO	G GAA TCC TTT	GTT CAA TCG	TGG 1278
His Asp Ser	Gln Pro Gly	Glu Ala Leu	ı Glu Ser Phe	Val Gln Ser	Trp
365	<u>,                                    </u>	370		375	
TTC AAA CCA	CTG GCA TAT	GCA TTG ATT	CTG ACA AGG	GAG CAA GGT	TAC 1326
Phe Lys Pro	Leu Ala Tyı	Ala Leu Ile	Leu Thr Arg	Glu Gln Gly	Tyr
380		385	390		
CCT TCC GTA	A TTT TAC GGT	GAT TAC TAC	C GGT ATA CCA	ACT CAT GGT	GTT 1374
Pro Ser Val	Phe Tyr Gly	Asp Tyr Tyl	Gly Ile Pro	Thr His Gly	Val
395	400	•	405		410
CCT TCG ATO	G AAA TCT AAA	ATT GAT CCA	CTT CTG CAG	GCA CGT CAA	ACG 1422
Pro Ser Met	Lys Ser Lys	Ile Asp Pro	Leu Leu Gln	Ala Arg Gln	Thr

415 420 425	
TAT GCC TAC GGA ACC CAA CAT GAT TAT TTT GAT CAT CAT GAT ATT ATC	1470
Tyr Ala Tyr Gly Thr Gln His Asp Tyr Phe Asp His His Asp Ile Ile	1470
430 435 440	
GGC TGG ACG AGA GAA GGG GAC AGC TCC CAC CCA AAT TCA GGA CTT GCA	1510
Gly Trp Thr Arg Glu Gly Asp Ser Ser His Pro Asn Ser Gly Leu Ala	1518
445 450 455	
ACT ATT ATG TCC GAT GGG CCA GGG GGT AAT AAA TGG ATG TAT GTC GGG	1500
Thr Ile Met Ser Asp Gly Pro Gly Gly Asn Lys Trp Met Tyr Val Gly	1566
460 465 470	
AAA CAT AAA GCT GGC CAA GTA TGG AGA GAT ATC ACC GGA AAT AGG TCT	1014
Lys His Lys Ala Gly Gln Val Trp Arg Asp Ile Thr Gly Asn Arg Ser	1614
475 480	
GGT ACC GTC ACC ATT AAT GCA GAT GGT TGG GGG AAT TTC ACT GTA AAC	1000
Gly Thr Val Thr Ile Asn Ala Asp Gly Trp Gly Asn Phe Thr Val Asn	1662
495 500 505	
GGA GGG GCA GTT TCG GTT TGG GTG AAG CAA TAAATAAGGA ACAAGAGGCG	10.0
Gly Gly Ala Val Ser Val Trp Val Lys Gln	1712
510 515	
AAAATTACTT TCCTACATGC AGAGCTTTCC GATCACTCAT ACACCCAATA TAAATTGGAA	1550
GCTT	1772
【図面の簡単な説明】	1776
【図1】	
液化型アミラーゼ遺伝子断片の制限酵素地図を示す。	
【図2】	
液化型アミラーゼ遺伝子断片を用いたpAML100構築図を示す。	
【図3】	
各プライマー配列図を示す。	
【図4】	

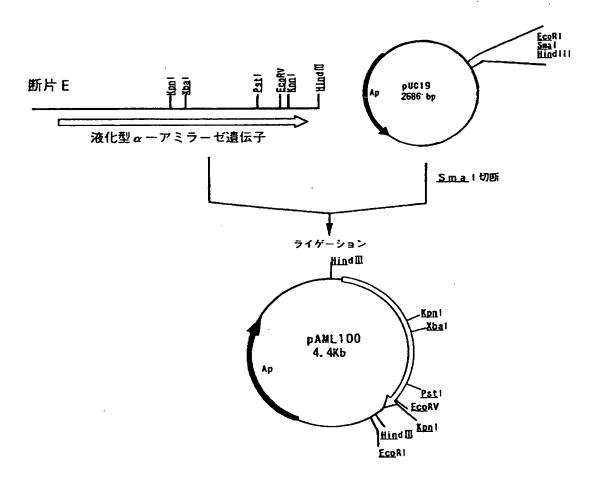
バチルス エスピー KSM-AP1378株の生産する液化型 $\alpha$ -アミラーゼのpHプロフィールを示す図である。

### 【書類名】 図面

# 【図1】



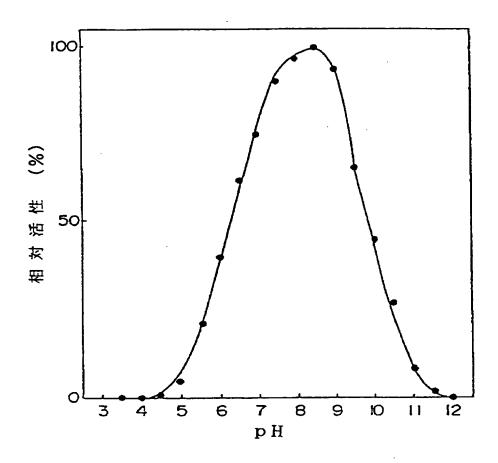
# 【図2】



# 【図3】

プライマー 1	5' TAGACGCAGTAAAACACATAAA 3' C T C C G T C G G G T T T T T
プライマー2	CGACAATGAAAACAACTATTAGTACT G G G G G G C C C T T T T
プライマー3	AGCCAATCTCTCGTATAGCTGTA
プライマー4	GTACAAAAACACCCTATACATG
プライマー5	AATGGAACAATGATGCAGTA T T T
プライマー6	CATTTGGCAAATGCCATTCAAA
プライマー7	AAAATTGATCCACTTCTGCAG
プライマーA	CAGCGCGTGATAATATAAATTTGAAT
プライマーB	AAGCTTCCAATTTATATTGGGTGTAT

【図4】



【書類名】 要約書

【要約】

【構成】 液化型アルカリα-アミラーゼをコードするDNA断片、これを含む組換えDNA及び当該組換えDNAを保持する形質転換微生物。

【効果】 洗浄剤成分等として有用な液化型アルカリα-アミラーゼの大量 生産が可能である。

【選択図】 なし

【書類名】

職権訂正データ

【訂正書類】

特許願

<認定情報・付加情報>

【特許出願人】

【識別番号】

000000918

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋茅場町1丁目14番10号

【氏名又は名称】

花王株式会社

【代理人】

申請人

【識別番号】

100068700

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋人形町1丁目3番6号 共同ビ

ル

【氏名又は名称】

有賀 三幸

【選任した代理人】

【識別番号】

100077562

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋人形町1丁目3番6号 共同ビ

ル 有賀特許事務所

【氏名又は名称】

高野 登志雄

【選任した代理人】

【識別番号】

100096736

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋人形町1-3-6 共同ビル

有賀特許事務所

【氏名又は名称】

中嶋 俊夫

【選任した代理人】

【識別番号】

100101317

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋人形町1丁目3番6号 共同ビ

ル 有賀特許事務所

【氏名又は名称】

的場 ひろみ

# 出願人履歴情報

識別番号

[000000918]

1990年 8月24日 1. 変更年月日

新規登録 [変更理由]

東京都中央区日本橋茅場町1丁目14番10号 住 所

花王株式会社 氏 名